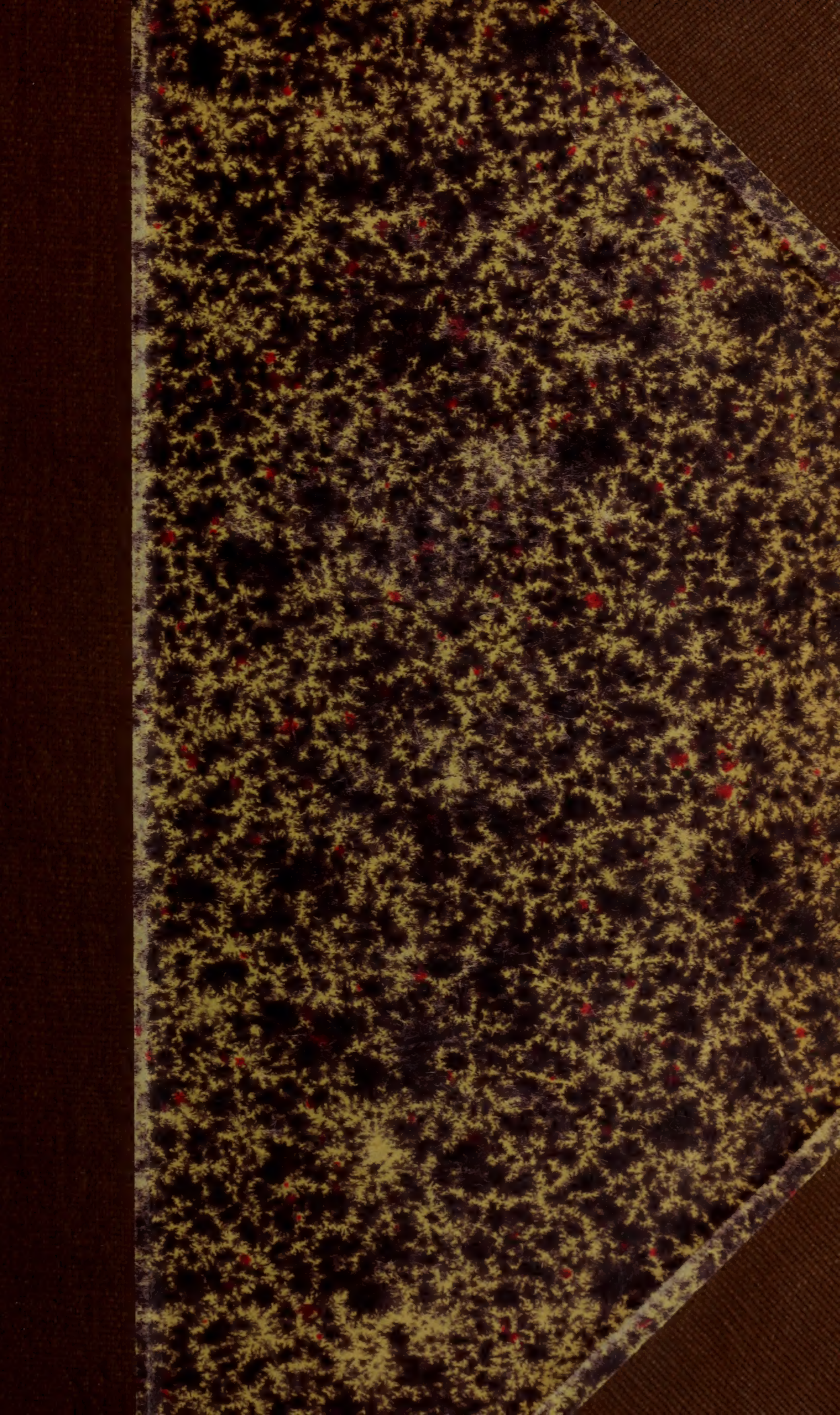


Neue Beiträge zur systematischen Insektenkunde

Herausgegeben als Beilage zur „Zeitschrift für wissenschaftliche Insektenbiologie" von H. Stichel, Berlin, und redigiert unter Mitwirkung von G. Paganetti-Hummler, Vöslau, Nieder-Oesterreich.

Das Blatt erscheint nach Bedarf in zwangloser Folge und kann nur in Verbindung mit der „Zeitschrift für wissenschaftliche Insektenbiologie" bezogen werden.

Band II. Berlin, 15. Januar 1922. Nr. 7.

Die Käfer in Panzers „Fauna insectorum Germanicae initia".

Von **Otto Rapp**, Erfurt. — (Fortsetzung aus Nr. 6.)

III.

7. *Staphylinidae.*

	Im Kataloge:	Im Panzer:	
269	*Tachyporus obtusus* L.	*Astilbus analis* F.	22,16
270	*Tachinus bipustulatus* F.	„ *bipustulatus* F.	16,21
271	„ *fimetarius* Grav.	*Staphylinus fuscipes* F.	27,12
272	„ *rufipes* Deg.	*Oxyporus rufipes* F.	27,20
273	„ *marginellus* F.	„ *marginellus* F.	9,13
274	*Leucoparyphus silphoides* L.	„ *suturalis* Pnz.	18,20
275	*Astilbus canaliculatus* F.	*Staphylinus canaliculatus* F.	27,13

8. *Pselaphidae.*

276	***Reichenbachia impressa* Pnz.**	*Pselaphus impressus* Pnz.	89,10
277	*Brgaxis longicornis* Leach.	*Staphylinus sanguineus* F.	11,19
278	***Bythinus clavicornis* Pnz.**	*Pselaphus clavicornis* Pnz.	99,3
279	*Pselaphus dresdensis* Hbst.	*Anthicus dresdensis* F.	98,1
280	***Tyrus mucronatus* Pnz.**	*Pselaphus mucronatus* Pnz.	89,11

9. *Clavigeridae.*

281	*Claviger testaceus* Preyßl.	*Claviger testaceus* Preyßl.	59,3

10. *Scydmaenidae.*

282	*Scydmaenus tarsatus* Müll.	*Notoxus minutus* F.	23,5

11. *Silphidae.*

283	*Cholera agilis* Jll.	*Catops agilis* F.	95,10
284	***Catops fuscus* Pnz.**	*Helops fuscus* Pnz.	18,1
285	„ ***chrysomeloides* Pnz.**	„ *chrysomeloides* Pnz	57,1
286	„ ***tristis* Pnz.**	„ *tristis* Pnz.	8,1
287	*Ptomaphagus subvillosus* Goeze	„ *sericeus* Zenker	73,10
288*)	*Colon dentipes* Sahlb.	*Hallomenus testaceus* Pnz.	57,23
289*)	„ ?	„ *purpureus* Pnz.	57,22
290	*Necrophorus germanicus* L.	*Nicrophorus germanicus* F.	41,1
291	„ *humator* Goeze	„ *humator* F.	41,2
292	„ *vespilloides* Hbst.	„ *mortuosum* F.	41,3
293	„ *vespillo* L.	„ *vespillo* L.	2,21
294	*Necrodes litoralis* L.	*Silpha litoralis* F.	40,15
295	*Thanatophilus rugosus* L.	„ *rugosa* F.	40,17
295a	*Oeceoptoma thoracicum* L.	„ *thoracica* F.	40,16
296	*Blitophagu undata* Müll.	„ *rugosa* F.	5,97
297	*Xylodrepa 4punctata* Schreber	„ *4punctata* F.	40,18
298	*Phosphuga atrata* L.	„ *atrata* F.	105,1
299	*Ecanus glabra* F.	*Tritoma glabra* F.	23,19
300	*Agyrtes castaneus* F.	*Mycetophagus spinipes* Pnz.	24,20

*) Panzer, Krit. Revision I. S. 97 und Erichson, Naturg. d. Ins. Deutschl. V, 2, S. 453.

III.

12. Liodidae.

	Im Kataloge:	Im Panzer:	
301	**Liodes cinnamomea Pnz.**	Tetratoma cinnamomea Hellw.	12,15
302	„ picea Jll.	Anisotoma picea Kug.	37,8
303	„ dubia Kug.	Tritoma dubia F.	39,22
304	Anisotoma humeralis F.	Sphaeridium humerale F.	23,1
305	„ „ var. globosa Payk.	„ globosum Payk.	84,3
306	„ castanea Hbst.	Agathidium globosum Kug.	37,13
307	„ glabra Kug.	Anisotoma glabra Kug.	37,9
308	Agathidium nigripenne F.	Sphaeridium nigripenne F.	39,3

13. Scaphidiidae.

309	Scaphidium 4 maculatum Oliv.	Scaphidium 4 maculatum F.	2,1
310	Scaphosoma agaricinum L.	„ agaricinum Hellw.	2,2
311	„ **boleti Pnz.**	„ boleti Persoon.	12,16

14. Histeridae.

312	Hololepta plana Sulz.	Hister planus F.	93,4
313	Platysoma compressum Hbst.	„ depressus F.	80,6
314	Cylistosoma oblongum F.	„ oblongus F.	93,5
315	Hister major L.	„ major F.	43,7
316	„ inaequalis Oliv.	„ laevus Rossi	43,8
317	„ 4 maculatus L.	„ sinuatus F.	80,1
318	„ unicolor L.	„ unicolor L.	4,2
319	„ bipustulatus Schrnk.	„ bipustulatus Schrnk.	80,3
320	„ 4 notatus Scriba	„ 4 maculatus F.	80,2
321	„ bimaculatus L.	„ bimaculatus F.	80,4
322	**Paromalus complanatus Pnz.**	„ complanatus Kug.	37,7
—	„ „ „	„ nassatus Pnz.	67,8
323	„ parallelopipedus Hbst.	„ picipes F.	93,6
324	„ flavicornis Hbst.	„ minutus F.	93,3
325	Hetaerius ferrugineus Oliv.	„ quadratus Kug.	37,5
326	Saprinus semistriatus Scriba	„ nitidulus F.	93,1
327	„ aeneus F.	„ aeneus F.	93,2
328	**Plegaderus vulneratus Pnz.**	„ vulneratus Kug.	37,6
329	Onthophilus sulcatus F.	„ sulcatus F.	80,5

15. Hydrophilidae.

330	Helophorus aquaticus L.	Elophorus aquaticus F.	26,6
331	Hydrochus elongatus Schall.	„ elongatus F.	26,7
332	Spercheus emarginatus Schall.	Spercheus emarginatus F.	91,4
333	Berosus luridus L.	Hydrophilus luridus F.	7,3
334	Hydrous piceus L. ♂.	„ piceus F.	110,12
335	Hydrophilus caraboides L.	„ caraboides F.	67,10
—	„ „	„ m. scrobiculatus Haefeli	67,11
336	Hydrobius fuscipes L.	„ scarabaeoides F.	67,12(13)
337	Helochares griseus F.	„ chrysomelinus Pnz.	67,15(14)
338	Laccobius minutus L.	„ bipunctatus Pnz.	67,14(15)
339	Chaetarthria seminulum Hbst.	Sphaeridium seminulum F.	23,2
340	Coelostoma orbiculare F.	Hydrophilus orbicularis F.	67,13(12)
341	Sphaeridium scarabaeoides L.	Sphaeridium scarabaeoides F.	6,2
342	Cercyon ustulatus Preyßl.	„ haemorrhoidale F.	61,1
343	„ haemorrhoidalis F.	„ flavipes F.	103,2
344	„ unipunctatus L.	„ unipunctatum F.	3,1
345	„ flavipes Thunbg.	„ anale Pnz.	103,1
346	**Cryptopleurum crenatum Pnz.**	„ crenatum Pnz.	23,3

III.

16. *Cantharidae.*

Nr.	Im Kataloge:	Im Panzer:	
347	*Homalisus fontisbellaquei* Geoffr.	*Omalysus suturalis* F.	35,12
348	*Dictyopterus Aurora* Hbst.	*Lycus Aurora* F.	41,10
349	*Platycis minuta* F.	„ *minutus* F.	41,11
350	*Lygistopterus sanguineus* L.	„ *sanguineus* F.	41,9
351	*Lampyris noctiluca* L.	*Lampyrus noctiluca* L.	41,7
352	*Phausis splendidula* L.	„ *splendidula* L.	41,8
353	*Cantharis tristis* F.	*Cantharis abdominalis* F.	84,5
354	„ *abdominalis* F.	„ *tristis* F.	84,6
355	„ *livida* L.	„ *livida* F.	57,3
356	„ *bicolor* Hbst.	„ *bicolor* Creutz.	39,12
357	„ *haemorrhoidalis* F.	„ *nivea* Pnz.	57,5
358	*Rhagonycha lutea* Müll.	„ *melanocephala* Creutzer	39,12
359	„ *fulva* Scop.	„ *melanura* F.	85,6
360	„ *testacea* L.	„ *testacea* F.	57,4
361	„ *lignosa* Müll.	„ *pallida* F.	85,7
362	*Malthodes marginatus* Latr.	„ *biguttata* F.	11.15
363	*Drilus flavescens* Geoffr.	*Ptilinus flavescens* F.	3,8
364	**Attalus analis Pnz.**	*Malachius analis* Pnz.	57,6
365	*Axinotarsus ruficollis* Oliv.	„ *ruficollis* F.	2,10 (8)
366	„ *pulicarius* F.	„ *pulicarius* F.	10,4
367	*Malachius aeneus* L.	„ *aeneus* F.	10,2
368	„ *bipustulatus* L.	„ *bipustulatus* L.	10,3
369	*Anthocomus bipunctatus* Harrer	„ *equestris* F.	10,6
370	„ *fasciatus* L.	„ *fasciatus* F.	10,5
371	*Divales bipustulatus* F.	*Hispa bipustulata* F.	43,17
372	*Dasytes niger* L.	*Dasytes niger* F.	96,9
373	„ *coeruleus* Deg.	„ *coeruleus* F.	96,10
374	*Dolichosma lineare* Rossi	*Tillus filiformis* Creutzer	67,17
375	**Danacaea pallipes Pnz.**	*Lagria flavipes* F.	6,11

17. *Cleridae.*

376	*Tillus elongatus* L.	*Tillus elongatus* F.	43,16
—	„ „	*Lagria atra* F.	8,9
377	*Opillo mollis* L.	*Notoxus mollis* F.	5,5
378	*Clerus mutillarius* F.	*Clerus mutillarius* F.	31,12
379	*Thanasimus formicarius* L.	„ *formicarius* F.	4,8
380	*Allonyx 4maculatus* Schall.	„ *4maculatus* F.	43,15
381	*Trichodes apiarius* L.	„ *apiarius* F.	31,13
382	„ *alvearius* F.	„ *alvearius* F.	31,14
383	*Enoplium serraticorne* Ol.	*Tillus serraticornis* F.	26,13
384	*Necrobia violacea* L.	*Dermestes violaceus* L.	5,6
385	**Opetiopalpus scutellaris Pnz.**	*Clerus scutellaris* Kug.	38,19

18. *Byturidae.*

386	*Byturus fumatus* F.	*Dermestes fumatus* F.	97,3
387	„ *tomentosus* F.	„ *tomentosus* F.	40,12
—	„ „	„ „	97,4

19. *Ostomidae.*

388	*Nemosoma elongatum* L.	*Colydium fasciatum* Hellw.	31,22
389	*Temnochila coerulea* Ol.	*Tragosita coerulea* F.	43,14
390	*Tenebroides mauritanicus* L.	„ *caraboides* F.	3,4
391	*Ostoma grossum* L.	*Silpha grossa* F.	75,16
392	„ *ferrugineum* L.	„ *ferruginea* F.	75,17
393	„ *oblongum* L.	„ *oblonga* F.	75,18
394	*Thymalus limbatus* F.	*Peltis limbata* F.	91,8

20. *Nitidulidae.*

395	*Cateretes pedicularius* L.	*Dermestes pedicularius* F.	7,5
396	*Brachypterus urticae* F.	*Scaphidium scutellatum* Pnz.	4,11
397	*Carpophilus 6pustulatus* F.	*Lyctus abbreviatus* Pnz.	24,21

	Im Kataloge:	III. Im Panzer:	
398	*Amphotis marginata* F.	*Nitidula biloba* Hbst.	35,10
399	*Soronia punctatissima* Ill.	,, *punctatissima* Hellw.	25,7
400	*Epuraea depressa* Gyll.	,, *aestiva* F.	84,7
401	*Omosita* ,, L.	,, *varia* F.	105,2
402	,, *discoidea* F.	,, *discoides* F.	83,5
403	*Nitidula bipunctata* L.	,, *bipustulata* F.	3,10
404	*Meligethes aeneus* F.	,, *aenea* F.	83,6
405	,, *viridescens* F.	,, *viridescens* F.	83,7
406	*Pocadius ferrugineus* F.	*Sphaeridium ferrugineum* F.	84,2
407	*Cychramus 4punctatus* Hbst.	,, *colon* F.	84,1
408	,, *luteus* F.	,, *luteum* F.	83,3
409	*Cryptarcha strigata* F.	*Nitidula strigata* F.	83,4
410	*Glischrochilus 4guttatus* Ol.	*Jps 4guttata* F.	3,18
411	*Pityophagus ferrugineus* L.	*Lyctus dermestoides* Pnz.	8,15
412	*Rhizophagus politus* Hellw.	„ *politus* F.	4,18
		21. *Cucujidae.*	
413	*Silvanus surinamensis* L.	*Dermestes 6dentatus* F.	14,11
414	„ *bidentatus* F.	„ *bidentatus* F.	40,13
415	„ *unidentatus* F.	„ *unidentatus* F.	3,6
416	*Psammoecus bipunctatus* F.	*Notoxus bipunctatus* F.	26,9
417	*Uleiota planata* L.	*Brontes flavipes* F.	95,4
418	*Cucujus haematodes* Er.	*Cucujus depressus* F.	94,2
419	*Pediacus dermestoides* F.	,, *dermestoides* F.	3,13
420	*Laemophloeus monilis* F.	,, *monilis* F.	4,12
—	„ „	,, *bipustulatus* Hellw.	4,13
421	„ *muticus* F.	,, *muticus* F.	94,3
422	*Prostomis mandibularis* F.	*Trogosita mandibularis* F.	105,3
		22. *Cryptophagidae.*	
423	*Telmatophilus caricis* Ol.	*Dermestes picipes* F.	14,12
424	***Micrambe vini* Pnz.**	„ *vini* Pnz.	40,14
425	***Cryptophagus bimaculatus* Pnz.**	„ *bimaculatus* Pnz.	57,7
426	„ *lycoperdi* Hbst.	„ *fungorum* Pnz.	39,14
427	*Atomaria atra* Hbst.	„ *ater* Pnz.	23,9
		23. *Erotylidae.*	
428	*Triplax russica* L.	*Jps nigripennis* F.	50,7
429	„ *rufipes* F.	„ *rufipes* F.	13,17
430	*Dacne notata* Gmel.	„ *bipustulata* F.	94,8
431	„ *rufifrons* F.	„ *rufifrons* F.	36,19
432	„ *bipustulata* Thunb.	„ *scanicus* L.	4,9
433	*Combocerus glaber* Schall.	*Dermestes 4pustulatus* Pnz.	6,6
434	*Diphyllus lunatus* F.	„ *lunatus* F.	75,14
		24. *Phalacridae.*	
435	*Phalacrus fimetarius* F.	*Anisotoma corrusca* Kug.	37,10
436	*Olibrus aeneus* F.	*Sphaeridium aeneum* F.	103,3
437	„ *millefolii* Payk.	*Phalacrus millefolii* Payk.	103,5
438	***,, corticalis* Pnz.**	*Anisotoma corticalis* Kug.	37,71
439	„ *bicolor* F.	„ *bicolor* F.	103,4
440	***Stilbus testaceus* Pnz.**	„ *testacea* Kug.	37,12

(Fortsetzung folgt.)

Was ist Calodromus wahlbergi Fåhr.?

Von **R. Kleine,** Stettin.

In den Abhandlungen über die Insekten Caffrarias hat Fåhraeus auch einen *Calodromus wahlbergi* beschrieben. Nachdem inzwischen fünf Arten dieser Gattung bekannt sind, läßt sich ein ungefähres Bild über die Verbreitung gewinnen. Der am längsten bekannte *mellyi* Guér soll von Ostindien bis Manila vorkommen. Das ist sehr wahrscheinlich,

obwohl ich von Ostindien noch keine Belegstücke gesehen habe. Das Verbreitungszentrum liegt auf den Sundainseln. Das Vorkommen auf den Philippinen ist sicher, ich habe eine Art von dort vor mir, bin mir nur noch nicht über die Species klar, da es ein ♀ ist. Auf keinen Fall kann Afrika als Heimat in Frage kommen.

Prof. Kolbe schrieb mir schon vor einigen Jahren, daß es sich wahrscheinlich um einen *usambius* handelt. Diese Vermutung hat sich bestätigt. Prof. Sjöstedt sandte mir den Typ, es ist ein einwandfreier *usambius*, der m. E. mit *conradti* Kolbe nicht verwandt ist. Die zoogeographischen Verhältnisse sprachen auch dagegen. Die Art ist also aus *Calodromus* herauszunehmen und muß heißen:

Usambius wahlbergi Fåhr.

Neue Dipteren meiner Sammlung.

Von **Th. Becker**, Liegnitz. — (Schluß aus Nr. 6.)

Bestimmung der Arten.

1	Arten mit etwas gelbbräunlich gefärbten Flügeln, bei denen eine vom schwarzbraunen Randmale ausgehende braune verwaschene Querbinde sichtbar wird	2	
—	Arten mit ziemlich gleichmäßig gefärbten bräunlichen bis schwärzlichen Flügeln oder Flügelspitze ohne eine vom Randmale ausgehende Querbinde	4	
—	Arten mit glashellen oder fast glashellen Flügeln, deren Randmal entweder schwarzbraun oder ganz blaß ist	6	
2	Thoraxrücken schwarz bis braun, matt mit gelbem Filz. Brustseiten grau bis gelb. Fühler und Taster gelb bis gelbbraun, Gesicht gelb bis gelbgrau. Schwingerknopf schwarzbraun. Beine und Hüften mehr oder weniger gelb	3	
3	Hinterleib schwarzbraun mit schmalen, gelben Hinterrandssäumen und gelbfilzigen Binden. Bauch schwarz mit gelben Binden. 7—8 mm lang	—	*nubecula* Fall. ♂♀
—	Hinterleib schwarzbraun mit breiten gelben Binden. 7—8 mm lang	—	*luteolus* Fall. ♂♀
—	Hinterleib, die ersten Ringe schwarz, die übrigen gelb	—	*bicolor* Fbr. ♂♀
—	Hinterleib oben und unten ganz gelb	—	*unicolor* n. sp. ♂♀
4	Fühler und Taster schwarz. Gesicht grau. Thoraxrücken schwarzbraun	5	
—	Hinterleib oben und unten schwarz. Behaarung fahlgelb. Beine bräunlich gelb, Tarsen am		

	Ende braun. Flügel schwärzlich. Randmal schwarz. 6—7 mm lang	—	*obscuripennis* Lw. ♂
—	Hinterleib schwarz mit dunkelgrauen Hinterrandsbinden, gelbbräunlich behaart. Flügel braungrau mit langem braunen Randmal. 8 mm lang	—	*siculus* Lw. ♂
—	Hinterleib schwarzgrau mit braunen Querbinden. Flügel fast glasartig, auf dem Spitzendrittel mit grauer Binde. 7 mm lang	—	*praetiosus* Lw. ♂
—	Hinterleib schwarzbraun. Thoraxrücken ebenso mit 3 hellen Striemen. Beine schwarzbraun, Kniee, Schienen und die ersten 3 Tarsenglieder gelb. Flügel gelblichbraun, gegen die Wurzel gelblich. 7,5—9 mm lang . .	—	*alpicola* Pokorny ♂♀
6	Arten, deren Flügelrandmal schwarzbraun gefärbt ist	7	
—	Arten mit blaßgelbem Randmal	10	
7	Beine überwiegend schwarz	8	
—	Beine gelb bis rostgelb, nur die Tarsenglieder braun	9	
8	Thoraxrücken und Hinterleib (♂) sammetschwarz, goldgelbfilzig, Thoraxrücken (♀) schwarzgrau mit 3 braunen Streifen. Beine schwarzbraun, Kniee, Schienen und Metatarsen gelb. Flügel zart blaßbräunlich, Randmal lang, schwarzbraun. 8 mm lang	—	*auratus* Fbr. ♂♀
—	Thoraxrücken und Hinterleib dicht goldgelbfilzig, letzterer (♂) mit schmalen schwarzen Hinterrändern. Beine schwarz, vordere Schienen rostbraun. Flügel glashell mit kurzem braunen Randmal. 6 mm lang	—	*splendidus* Mq. ♂♀
9	Thoraxrücken schwarzgrau (♂), braungrau (♀), gelbfilzig. Hinterleib (♂) grau mit schwarzen Binden, (♀) schwarzgrau, gelbfilzig. Flügel glasartig mit kurzem braunen Randmal. 4—5 mm lang	—	*aureus* Meig. ♂♀
—	Thoraxrücken (♂) mattschwarz, (♀) schwarz mit 3 braunen Streifen. Hinterleib mattschwarz, gelbfilzig. Beine rostgelb, an den Schenkeln unbestimmt etwas verdunkelt. Flügel glasartig mit großem schwarzbraunen Randmal mit undeutlicher, braun verwaschener Binde. 9–10 mm lang	—	*erythrophthalmus* Lw. ♂♀
10	Fühler, Taster, Thorax und Hinterleib schwarz, gelbfilzig	11	

11	Schenkel schwarz, Schienen und die Hälfte der Tarsen gelb. Flügel glashell, Randmal blaß- bis lehmgelb, ziemlich lang. 7 mm lang .	—	*maerens* Lw. ♂♀.
—	Schenkel bis nahe zur Spitze (♂) oder nur bis zu $^2/_3$ der Länge (♀) schwarz. Schienen und Tarsen gelb. Flügel blaßbräunlich mit lehmgelbem Randmal. 9 mm lang	—	*helveolus* Meig. ♂♀.
—	Beine schwarz, Schienen rostgelb bis braun (♂), heller (♀). Flügel fast farblos mit lehmgelbem langen verwaschenen Randmal. 5—6 mm lang	—	*palparis* Lw. ♂♀.

· *Chrysopilus unicolor* n. sp. ♂♀.

Thoraxrücken mattschwarz, Schildchen gelb mit blaßgelbem Filz. Brustseiten aschgrau. Schwingerknopf schwarzbraun mit hellem Stiel. Kopf gelb. Fühler ganz hell rotgelb, 3. Glied sehr klein; Gesicht und Wangen weiß bereift. Augen deutlich horizontal geteilt; Taster rot. — Hinterleib oben und unten mit Epipyg ganz gelb, matt, gelb behaart, Hinterrandsäume etwas heller. Beine mit Hüften ganz gelb. Flügel etwas bräunlich gefärbt mit Querbinde und braunem Randmal. 6—7 mm lang.

Einige Exemplare aus Siebenbürgen und Oestreich, Guttenstein. *Chrysopilus aureus* Müller ist = *aureus* Meig. teste Lundbeck. Typen sind nicht vorhanden.

Poppiusiella* subgen. *Chrysopilinorum.

Frey, Acta Soc. pro F. et Flor. Fennica 30 (1918).

Type: *P. arctica* Frey n. sp. l. c. 29. (1918).

Diese von Frey kürzlich errichtete Gattung ist meiner *Omphalophora* sehr nahe verwandt. Der Körper ist plump und gedrungen wie bei dieser, auch die Fühlerborste ist im Gegensatz zu *Chrysopilus* in gleicher Weise dick und verhältnismäßig kurz. Frey's Art *arctica* weicht ab von *Omphalophora oculata* durch starke Behaarung des Körpers, außerdem gibt Frey noch ein anderes Merkmal an: bei *Poppiusiella* sollen die Augen des ♂ eine deutliche horizontale Teilung der Fazetten zeigen, während dies bei *Ompholaphora* nicht der Fall sei, wie dies die Exemplare von *oculata* in Frey's Sammlung zeigten. Frey macht auf den Widerspruch aufmerksam zwischen dem Befund seiner Exemplare und meiner Schilderung in diesem Punkte; er sagt, wenn ich in meinem Aufsatze über Leptidenformen (1900) bei *Omphalophora* von horizontaler Teilung der Augen gesprochen hätte, so müßte hier ein Irrtum vorliegen; die Gattung *Omphalophora* nehme eine Mittelstellung ein zwischen den Leptidinen und Chrysopilinen. — Frey rechnet zu den Leptidinen alle Gattungen mit einfachen gleich großen Augenfazetten und zu den Chrysopilinen alle diejenigen, deren Augen eine horizontale Teilung zeigen. Was nun den mir zugeschobenen Irrtum anlangt, so besitze ich in meiner Sammlung ebenfalls ein ♂ von *Omphalophora oculata*; bei diesem Exemplare sieht man auf dem einen Auge eine wenn auch nur schwache, so doch deutliche horizontale Einsenkung und die Fazetten unter dieser Linie zeigen sich unter dem Mikroskope als fast doppelt

so klein wie die oberen; es ist also auf dem einen Auge eine nicht auffällige, aber doch deutliche, wenn auch nur schwache Teilung vorhanden, die mir seiner Zeit Anlaß bot, vom Vorhandensein einer Augenteilung zu sprechen. Wenn nun aber alle übrigen Exemplare keinerlei Fazettenteilung besitzen, so wird diese Abweichung bei meinem Exemplar wohl nur einen individuellen Charakter tragen und anormaler Natur sein und ich muß wohl meine frühere Anschauung durch Frey's Untersuchungen als berichtigt gelten lassen. Hierbei muß ich jedoch auf Folgendes aufmerksam machen: Ich nahm Veranlassung, in Folge dieses Umstandes, die Gattungsvertreter der Chrysopilinen auf das Merkmal der Augenteilung hin zu untersuchen. Ich fand, daß dies Merkmal durchaus nicht gleichmäßig ausgebildet, vielmehr sehr großen Schwankungen ausgesetzt ist; so ist zunächst bei der Gattung *Chrysopilus* die Augenteilung ganz verschieden durchgebildet: während der größere Teil der Arten allerdings eine deutliche Augenteilung sehen läßt, habe ich bei 4 Arten: *aurea*, *splendida, helvola* und *palparis* feststellen können, daß die Teilung fast ganz verschwunden ist, so daß man meist nur noch schwache Spuren davon entdecken kann.

Bei den Gattungen *Ptiolina* und *Spania* ist eine Augenteilung sichtbar.

Bei *Hilarimorpha*, die ja eine besondere Stellung einnimmt, habe ich an meinen Exemplaren (♂♂) keine Teilung entdecken können und wird sich dies auch wohl bei anderen Exemplaren so verhalten; ich finde auch in der Literatur über diese früher den Empididen zugeteilte Fliege keine darauf bezügliche Notiz, die man bei den früheren Versuchen, diese Fliege im System einzureihen, sicher nicht würde unterdrückt haben.

Bei der von mir mit *crassicornis* Panz. aufgestellten Gattung *Parapheromyia* ist von Augenteilung keine Spur vorhanden, während diese bei *Symphoromyia melaena*, wenn auch nur schwach, so doch deutlich vorhanden ist, um so mehr haben wir Veranlassung, die Abtrennung der neuen Gattung als notwendig zu erklären.

Bei der Gattung *Omphalophora* überwiegt die einfache Augenbildung.

Wie soll man nun diese Abweichungen vom Charakter der Chrysopilinen bewerten? Frey, der die Augenteilung als hauptsächlichen Gruppencharakter zwischen den beiden Abteilungen der Rhagioniden anzusehen scheint, will der Gattung *Omphalophora* eine Mittelstellung zwischen den Leptidinen und Chrysopilinen einräumen. Dasselbe müßten wir dann auch mit *Hilarimorpha*, vor allen aber auch mit *Parapheromyia* tun. Damit ist aber für die systematische Einteilung nicht viel gewonnen. Tatsache ist und bleibt doch der Umstand, daß sich die Augenteilung nach neueren Untersuchungen als ein recht schwankendes Gruppenmerkmal herausgestellt hat, so daß eine Teilung der Rhagioniden auf dieser Grundlage auf große Schwierigkeiten stoßen würde. Ich glaube daher, daß wir gut tun, es bei der bisherigen Einteilung der Rhagioniden zu belassen, die sich aufbaute auf das Vorhandensein von 1 oder 2 Schienensporнen der Hinterbeine, wie dies bereits im Jahre 1885 von Williston und Coquillett mit Erfolg angeregt worden ist; siehe Willistons kleinen Aufsatz: „Ueber einige Leptiden-Charaktere" in der Stettiner Ent. Z. 1885, p. 400, 401. Hierbei kann die Augenteilung immerhin als sekundäres Gruppenmerkmal bewertet werden.

